雷公藤属植物的新二萜内酯——山海棠素和雷藤素丙*

吴大刚 孙西昌** 李 锋**

(中国科学院昆明植物研究所)

提要:本文报告了从昆明山海棠根皮中分离得两个新二萜内酯山海棠素(I)和雷藤素丙(V)。山海棠素是雷公藤属四个种共有的化学成分。雷藤素丙从昆明山海棠分离得,其紫外光谱、红外光谱、质谱、核磁共振谱的数据与雷藤素甲、雷藤素乙和雷藤酮相比较,推测雷藤素丙是2-α-OH雷藤素乙。山海棠素可能是雷藤素类化合物生物合成的前体之一。

前报^[1]报告了从昆明山海棠 [Tripterygium (Levl.) Hutch.] 根中分离得雷藤素甲 (Triptoide) ,此外从该植物根皮中分离得另外两个微量的二萜内酯化学成分山海棠素 (Hypolide)(Ⅰ) 和雷藤素丙 (Tripterolide)(Ⅴ)。

山海棠素从昆明山海棠根皮中分离得到,得率约0.0005%。熔点232~4°C。质谱测 得分子量 312。 根据质谱和元素分析数据分子式为 $C_{20}H_{24}O_3$, $[\alpha]_2^{90}+30^{\circ}(C, 0.29,$ CHCl₃)。它和雷藤素类化合物 (Triptolides) 的主要差异在于不含环氧基团, 而具取代 的芳环。紫外光谱 λ mag mμ(ε) 219 (11500), 275 (2050, 宽峰)。 红外光谱示有羟基 (3540, 3500厘米 $^{-1}$), α , β —不饱和 γ —内酯环 (1758, 1743厘米 $^{-1}$), 双键 (1677厘 米-1) 和芳环 (1570, 1470厘米-1)。核磁共振谱示有一叔甲基 (1.03, 3 H, 单峰), 另外两个甲基各为二重峰(1.26, 3H, J=7Hz; 1.27, 3H, J=7Hz)。在3.12有一个质 子呈七重峰(J=7Hz),当照射3.12时,1.26和1.27的两个二重峰各呈单峰,说明这三组 峰组成异丙基 (-CH<CH3)。一个羟基 (4.69, 单峰, 重水交换消失)。 两个邻位芳 氢 (6.98, 7.10, AB系统, J=8Hz)。 α, β-不饱和γ-内酯次甲基 (4.80, 2H, 复峰)。核磁共振谱上没有出现其它烯链质子信号,提示双链为四取代,并隶属于不饱 和内酯环。 山海棠素用硫酸二甲酯甲基化后得山海棠素甲醚 (T) , 红外光谱羟基峰 消失,出现1268厘米-1吸收(C-O-C),核磁共振谱出现—OCH:信号(3.76,3H,单 峰),两个芳氢呈单峰(7.20,2H),故C环的取代与合成雷藤素的中间产物▼相同〔2〕。 H.H. Appele研究倍半萜内酯氢化 α,β —不饱和 γ —内酯得顺式产物,用碱开环再闭合 后得反式产物[3]。山海棠素甲醚径PtO₂氢化后得顺式二氢山海棠素甲醚C₂1H₂8O₃(Ⅱ), 质谱测得分子量328, 紫外光谱α,β—不饱和γ—内酯环吸收消失, 红外光谱内酯环吸收

¹⁹⁷⁹年7月30日收到。

^{*} 中国科学院昆明植物研究所陈昆昌,柳林同志参加实验工作。

^{**} 中国科学院东北林业土壤研究所。

峰向高频移动(1775厘米 $^{-1}$),说明呈饱和五元环内酯。 \blacksquare 经KOH处理后得反式二氢山海棠素甲醚(\blacksquare)。 雷藤素类化合物的构型已由 $\mathrm{Kupchan}$ 用 $^{\mathrm{Kupchan}}$ 用 $^{\mathrm{Kupchan}}$ 品体衍射证明 $^{\mathrm{Kupchan}}$ 。从生源学说推测,山海棠素 $\mathrm{A/B}$ 环的构型可能与雷藤素类化合物相同。据此山海棠素的结构推定为 \blacksquare 。

从昆明山海棠根皮中分离得另一个二萜内酯雷藤素丙 (Tripterolide) (V), 得率约为0.0002%。熔点225—8°C。质谱测得分子量376。紫外光谱 λ_{max}^{EtOH} mµ(ϵ)217(11000)。 红外光谱1744, 1665 厘米 $^{-1}$, 提示有 α , β —不饱和 γ —内酯环。我们用相同的分离流程从雷公藤 (T. wilfordii Hook.) 中分离得雷藤素

乙(Tripdiolide),其数据与文献报道一致[4]。此化合物薄层层析 Rf 值与雷藤素乙相同。雷藤素丙和雷藤素乙的质谱主要碎片离子亦相同,说明二者骨架和基团相同。雷藤素丙的核磁共振谱与分离得的雷藤素甲、乙和雷藤酮的核磁共振谱作比较,雷藤素丙的环氧质子信号,甲基质子信号,内酯环次甲基质子信号与雷藤素乙相同, C_{14} —OH 也呈分子内的氢键[5](2.73,二重峰,J=11Hz,重水交换消失)。雷藤素丙在3.01有一个二重峰(J=3Hz,重水交换消失,OH),在4.62有一复峰(IH),当照射4.62时,3.01的二重峰则呈单峰,说明OH与之相互偶合。雷藤素乙 C_2 —OH质子信号在1.80(宽单峰,重水交换消失),雷藤素乙的 C_2 —H在4.63(IH,复峰)。因此,雷藤素丙4.62的氢和3.01的OH皆位于 C_2 。支持这一点的还由于雷藤素甲和雷藤酮 C_{19} —H均为复峰是高丙烯偶合 C_{19} —H均为复峰是高丙烯偶合 C_{19} —H均为三重峰(前者4.73, C_{19} —H均为

后者 4.77, 2H, J=1.5Hz),是 OH 取代了高丙烯中的一个氢一
$$C$$
— C = C — C H— C 0 OH

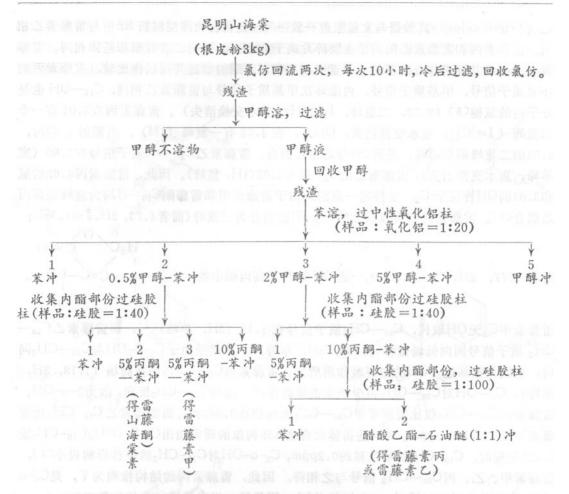
雷藤素甲 C_2 无OH取代, C_{20} — CH_3 质子信号在 1.12(3H,单峰)「1),而雷藤素乙 C_{20} — CH_3 质子信号则向低场位移(1.32,3H,单峰),显然是由于 C_2 - β -OH与 C_{20} — CH_3 同向,空间位置靠近,OH的去屏蔽作用所致。雷藤素丙 C_{20} — CH_3 仍在高场(1.18,3H,单峰), C_2 —OH对 C_{20} —CH $_3$ 很少产生去屏蔽作用,应与 C_{20} —CH $_3$ 反向,故为2- α -OH。雷藤素丙 C_{20} —CH $_3$ 仅比雷藤素甲 C_{20} —CH $_3$ 低场位移0.06ppm,而雷藤素乙 C_{20} -CH $_3$ 比雷藤素甲低场位移0.2ppm。对一些甾体化合物A环构象的研究指出 C_2 - β -OH与 C_{19} -CH $_3$ 成1,3二竖键时, C_{19} -CH $_3$ 低场位移约0.2ppm, C_2 - α -OH对 C_{19} -CH $_3$ 的位移影响很小 C_{10} -CH $_3$ 信号与之相符。因此,雷藤素丙的结构推测为V,是 C_2 - α -OH 雷藤素乙(2- α -OHydroxytripdiolide),因量微,尚未做进一步的化学工作。

山海棠素不仅从昆明山海棠分离得,从同属植物东北雷公藤 (T. regelii Srzagus el Takeda)、苍山雷公藤 (T. forretii Dicls)、雷公藤 (T. wilfordii Hook) 均分离得到,是此属植物四个种共有的化学成分。

作者推测, 山海棠素可能是该属植物中雷藤素类化合物 (Triptolides) 生物合成的 前体之一。

所用的植物原料于 9 —11月份采集。核磁共振谱用WH—90测得,CDCl₃ 为溶剂,TMS作标准,化学位移 δ 值。红外光谱均用 IR—450,KBr压片测得。薄层层析用硅胶 G,溶剂:20%丙酮—苯,7%甲醇—氯伤,醋酸乙酯—石油醚 (2:1),醋酸乙酯。显色剂:5%间二硝基苯苯溶液,10%氢氧化钾甲醇液,此类二萜内酯呈紫色斑点。

分离流程以昆明山海棠为例:



上述分离得的二萜内酯均用二氯甲烷一乙醚重结晶。

1.山海棠素 $C_{20}H_{24}O_3$, 3公斤昆明山海棠分离得约 15 毫克。熔点 232~4°C。 质谱 M+312。分析: C, 76.89; H, 7.78。计算: C, 76.89; H, 7.74。 [α] $^{\circ}_{B}$ $^{\circ}$ +35° (C, 0.29,CHCl $_3$)。紫外光谱 λ_{max}^{EtoH} m μ (ϵ) 219 (11500),275 (2050,宽峰)。 红外光谱 3540,3500厘米 $^{-1}$ (OH),1758、1743、1677厘米 $^{-1}$ (α , β —不饱和 γ —内酯),1570、1470厘米 $^{-1}$ (芳环)。核磁共振谱: 1.03(3H,单峰, C_{20} —CH $_3$),1.26 (3H,二重峰,J=7Hz, C_{16} —CH $_3$),1.27(3H,二重峰,J=7Hz, C_{17} —CH $_3$),3.12(1H,七重峰,J=7Hz,J=7Hz,J=7Hz,J=8Hz,J=8Hz,J=8Hz,J=8Hz,J=8Hz,J=8Hz,J=8Hz,J=8Hz,J=8Hz

2.山海棠素甲醚(\mathbb{I}): 山海棠素 310 毫克溶于20毫升无水丙酮,加入 5 克无水碳酸钾,0.2毫升硫酸二甲酯,迥流6小时,过滤,蒸去丙酮,少量苯溶,过硅胶柱(25克),2 %醋酸乙酯—苯冲石油醚重结晶,得290毫克山海棠素甲醚。分子式 $C_{21}H_{26}O_{3}$ 。 熔点 160—1°C。分析: C,77.27;H,8.10。计算: C,77.27;H,8.03。 红外光谱;1753,1678厘米 $^{-1}$ (α , β —不饱和 γ —内酯),1600、1567厘米 $^{-1}$ (β ,芳环),1268厘米 $^{-1}$ (β)。核磁共振谱;1.03(β),单峰, β 0,00~CH β 0,1.24(β),1.24(β),二重峰, β 0.10

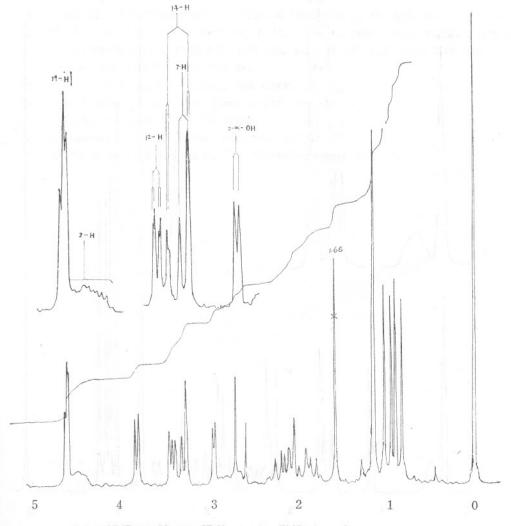
2期

 C_{16} , C_{17} — CH_3), 3.28(1H, 七重峰, J=7Hz, 15—H), 3.76(3H, 单峰, $-OCH_3$), 4.80(2H, 复峰, C_{19} —H), 7.20(2H, 单峰, 11,12—H)。

3.顺式二氢山海棠素甲醚(II)。山海棠素甲醚50毫克, PtO_250 毫克,冰醋酸 5 毫升,室温下通入氢气,搅拌 3 小时,过滤,减压除去醋酸,石油醚溶,过滤,浓缩,折出结晶41毫克,得顺式二氢山海棠素甲醚 $C_{21}H_{28}O_3$ 。熔点131-3 °C。质谱 M^+328 。红外光谱,1775厘米 $^{-1}$ (饱和 Υ 一内酯)。核磁共振谱:4.36(2H, ABX 系统的AB部份, C_{19} 一H)。

4.反式二氢山海棠素甲醚(Ⅳ)。顺式二氢山海棠素甲醚20毫克溶于 5 % KOH 甲醇液加热20分钟,冷后HCl酸化,CHCl₃提取,石油醚结晶,得反式二氢山海棠素甲醚。熔点126—8°C。

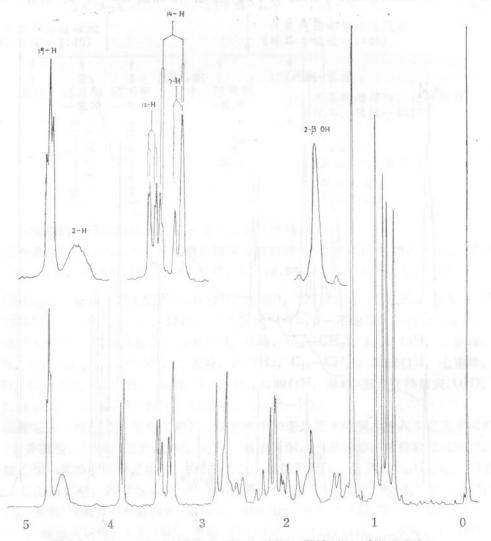
5. 雷藤素丙(V)。昆明山海棠根皮 4 公升如图所示分离,得雷藤素丙粗品 9 毫克, 二氯甲烷—乙醚重结晶后得 7 毫克。分子式C 20H24O7。熔点 225—8°C。质谱M+376,



雷藤素丙 NMR, (WH-90, CDCl₃ 为溶剂, TMS作标准, δ值)。×1.66是溶剂峰

m/e 358, 343, 332, 315, 297, 269, 257, 243, 227, 149, 121, 105, 91, 71, 55, 43。紫外光谱 λ_{max}^{EtOH} mµ(ϵ) 217(11000)。红外光谱3440厘米 $^{-1}$ (OH) ,1744、1665 厘米 $^{-1}$ (α , β —不饱和 γ —内酯)。核磁共振谱0.88(3H,二重峰,J=7Hz, C_{16} — CH_3),1.01(3H,二重峰,J=7Hz, C_{17} — CH_3),1.18(3H,单峰, C_{20} — CH_3),2.73(1H,二重峰,J=11Hz,重水交换消失, C_{14} —OH),3.08(1H,二重峰,J=3Hz,重水交换消失, $2-\alpha$ -OH)。3.38(1H,二重峰, $J_{6\alpha}$,7=5Hz, C_7 —H),3.41(1H,双二重峰,J=11Hz, $J_{12,14}=1Hz$, $J_{12,14}=1Hz$, $J_{11,12}=3Hz$, $J_{12,14}=3Hz$ $J_{12,14}=3Hz$

6.雷藤素乙(N),用雷公藤根皮 3 公斤如图所示进行分离, 得 43 毫克雷藤素乙 $C_{20}H_{24}O_7$ 。熔点218—9°C。质谱 M^+ 377(M+1),m/e, 359, 344, 332, 316, 298, 270,



雷藤素乙 NMR (WH-90, CDCl₃ 为溶剂, TMS作标准, δ值)

257, 243, 227, 149, 121, 105, 91, 71, 55, 43。紫外光谱 λ_{max}^{EtoH} mµ(ϵ)216(11500)。 红外光谱3580, 3450厘米 $^{-1}$ (OH), 1750, 1670厘米 $^{-1}$ (α , β —不饱和 γ —内酯)。核磁 共振谱: 0.88 (3H, 二重峰, J=7Hz, C₁₆—CH₃), 1.01 (3H, 二重峰, J=7Hz, C₁₇—CH₃), 1.32(3H, 单峰, C₂₀—CH₃), 1.80(1H, 宽单峰, 重水交换消失, 2-β-OH), 2.81 (1H, 二重峰, J=11Hz, 重水交换消失, C_{14} —OH), 3.38 (1H, 二重峰, $J_{6\alpha}$, 7=10Hz, 75Hz, C₇—H), 3.44(1H, 双二重峰, J=11Hz, J₁₂,14=1Hz, C₁₄—H), 3.54(1H, 双二 重峰, $J_{12,14}=1$ Hz, $J_{11,12}=3$ Hz, $C_{12}-H$), 3.93(1H, 二重峰, $J_{11,12}=3$ Hz, $C_{11}-H$), 4.63(1H, 复峰, C₂—H), 4.77(2H, 三重峰, J=1.5Hz, C₁₉—H)。

质谱承广西药物研究所,中国科学院长春应用化学研究所代做。红外光谱、核磁共 振谱、元素分析由本所物理分析组测定, 在此致谢。

参 老 文

- 〔1〕 云南省植物研究所植物化学研究室、河南省医学科学研究所药理室,科学通报,10,458 (1977)。
- 〔2〕 Frank T. Sher and Glenn A. Berchtold, J. Org Chem. 42, 2569 (1977). 文中指出化合物 (W) NMR (90MHz, CDCl₃, TMS, 8值): 1.12 (3H, S), 1.23 (6H, d, J=7Hz), 3.28 (1H, Septet, J=7Hz), 3.69 (3H, S), 7.04 (2H, S).
- (3) H.H. Appel et al., J. chem. Soc., 4685 (1960).
- [4] S.M. Kupchan et al., J. Amer Chem. Soc. 20, 7194 (1972).
- (5) S.M. Kupchan, Science, 185, 791 (1974).
- [6] L. Canonica et al., Tefrahedron Letters 2137 (1967).
- (7) K. Kuriyama, E. Kondo and K. Tori, Tetrahedron Letters, 1485 (1963).

TWO NEW DITERPENE LACTONES FROM TRIPTERYGIUM, HYPOLIDE AND TRIPTEROLIDE

Wu Da-gang Sun Xi-chang Li Feng
(Kunming Institute of Botany, Academia Sinica)

ABSTRACT

In this paper the isolation and the structure elucidation of tow new diterpene lactones, hypolide $C_{20}H_{24}O_3$ (1) and tripterolide $C_{20}H_{24}O_7$ (V) are repoted. Hypolide was isolated from T. hypoglucum (Levl) Hutch. with yield 0.0005%, and from T. regelii Spzagus et Takeda, T. forestii Dicls, T. wilfordii Hook. The elemental analysis, UV, IR, MS, NMR spectra data and derivatives of methylation, hydrogenation have indicated it to be diterpene α , β -unsaturated- γ -lactone, and no peresence of epoxide groups, ring-C to be a substituted aromatic ring. After methylation with dimethyl sulfate, the ring-C similar to the intermediate product (Ψ) of the total synthesis of triptolide.

Tripteroide was isolated from T. hypoglucum (Levl) Hutch., with yield about 0.0002%. The comparision of tripterolide with triptolide, tripdiolide, and triptonide which we ourselves have isolated from T. hypoglucum and T. wilfordii in the UV, IR, MS, NMR spectra has indicated that it falls under diterpenoide triepoxide. The main fragment ions of tripterolide in the MS spectra are the same as these of tripdiolide. The 14-OH of tripterolide also shows intramolecular hydrogen bond. Though the NMR signals for the 16, 17-methyl. 19-methylene and triepoxide protons of tripterolide are the same as these of tripdiolide, they are different in that tripterolide shows adoublet at δ 3.08 (1H, b, J=3Hz, exchangeable with D₂O, OH), irradiation of C-2 proton signal (δ 4.62, 1H, m) resulted in the collapse of the doublet to a singlet, and signal of 20-methyl shifts to field higher (8 1.18, 3H, s) than the signal for 20-methyl of tripdiolide (δ 1.32, 3H, s). On the basis of the observations, in a word, the structural differences of triperolide with tripdiolide lie in the configuration of C2-hydroxyl, thereby tripterolide has been suggested that it's structure is V, that is C₂-α-hydroxytripdiolide. Tripterolide naturally occurs in T. hypoglucum because the processes of the isolation of tripterolide and tripdiolide are the same, only used species of the plant were different respectively.